





## Urological implant, in particular vascular wall support for the urinary tract

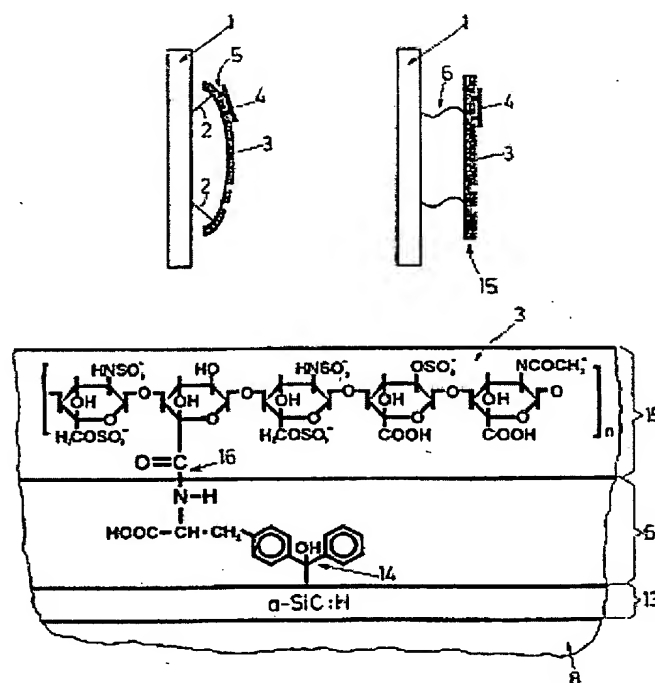
**Also published as:**

	EP0890367 (A2)
	EP0890367 (A3)
	DE1 9729279 (A1)
	EP0890367 (B1)

**Report a data error here**

## Abstract of US6193752

A urological implant, in particular a vascular wall support for the urinary tract, is provided with a substantially tubular, inherently stable carrier, a spacer film bonded to the carrier surface, and an inhibitor film of a glycosamino glycan bonded to the spacer film.



Data supplied from the *esp@cenet* database - Worldwide

**THIS PAGE BLANK (USPTO)**

**19 BUNDESREPUBLIK  
DEUTSCHLAND**



**DEUTSCHES  
PATENT- UND  
MARKENAMT**

**Offenlegungsschrift**  
**DE 197 29 279 A 1**

②	Aktenzeichen:	197 29 279.8
②	Anmeldetag:	9. 7. 97
④	Offenlegungstag:	14. 1. 99

**(51)** Int. Cl.<sup>6</sup>:  
**A 61 L 27/00**  
A 61 L 33/00  
A 61 F 2/04  
A 61 M 29/00

**DE 197 29 279 A 1**

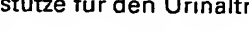
- (71) Anmelder:  
Hildebrandt, Peter, 90482 Nürnberg, DE
- (74) Vertreter:  
Patentanwälte Rau, Schneck & Hübner, 90402  
Nürnberg
- (72) Erfinder:  
gleich Anmelder

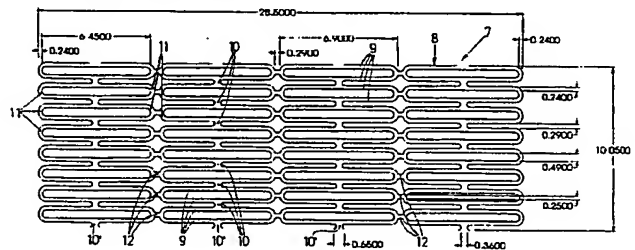
- 56 Für die Beurteilung der Patentfähigkeit in Betracht zu ziehende Druckschriften:

DE	44 04 041 C1
DE	28 31 360 C2
DE	195 33 682 A1
DE	195 05 070 A1
DE	44 44 445 A1
DE	43 36 209 A1
DE	35 29 758 A1
DE	33 29 733 A1
EP	07 47 069 A2
EP	07 32 109 A1
EP	06 56 215 A1
EP	06 34 152 A1
EP	05 78 998 A1
EP	05 54 898 A2
EP	05 44 259 A1
EP	05 28 039 A1
WO	96 24 392 A1
WO	94 10 938 A1

**Die folgenden Angaben sind den vom Anmelder eingereichten Unterlagen entnommen**

Prüfungsantrag gem. § 44 PatG ist gestellt

- 54) Urologisches Implantat, insbesondere Gefäßwandstütze für den Urinaltrakt
- 57) Ein urologisches Implantat, insbesondere Gefäßwandstütze (7) für den Urinaltrakt ist versehen mit
- einem im wesentlichen röhrenförmigen, eigenstabilen Träger (8),
  - einer an der Trägeroberfläche gebundenen Spacer-Lage und
  - einer an der Spacer-Lage gebundenen Inhibitor-Lage aus einem Glycosaminoglycan.
- 



**DE 197 29 279 A 1**

## Beschreibung

Die Erfindung betrifft ein urologisches Implantat, insbesondere eine Gefäßwandstütze für den Urinaltrakt, wie z. B. einen Urethral-, Prostata- oder Harnleiter-Stent, mit einem im wesentlichen röhrenförmigen, eigenstabilen Träger. Solche Gefäßwandstützen, die im Fachjargon üblicherweise als "Stents" bezeichnet werden, werden in der Regel zur Aufweitung und Offenhaltung von krankhaft verschlossenen oder im Durchmesser verengten Körpergefäßen verwendet. Als weitere Anwendungsbeispiele für die angegebenen urologischen Implantate sind Urinal-Katheter, künstliche Harnleiter, entsprechend durch eine Blase ergänzte künstliche Harnableitesysteme usw. zu nennen.

Im folgenden soll der Einfachheit halber bei der Erörterung des Standes der Technik und der Erfindung auf die bereits erwähnten Stents beispielhaft eingegangen werden:  
Urethral-, Prostata- und Harnleiter-Stents sind für Patienten mit Urinaltrakt-Störungen unverzichtbare Implantate, falls die Patienten nicht in der Verfassung für einen entsprechenden operativen Eingriff sind. Eine große Auswahl an Stent-Ausgestaltungen und Materialien sind heute bereits verfügbar. Ausgestaltungen und Material richten sich in der Regel nach dem Einsatzort des Stents und der verwendeten Implantationstechnik. So sind beispielsweise röhrenförmige Träger, die aus einem expandierbaren Gittermaterial gefertigt sind, üblich. Der Stent wird im kontrahierten Zustand über ein Katheter in das entsprechende Gefäß eingeführt, dort beispielsweise durch Einwirkung einer Blase unter Ausdehnung seiner Gitterstruktur expandiert und weitet das Gefäß damit auf. Es verbleibt am Implantationsort und dient zur Abstützung der Gefäßwand gegen eine abermalige Verengung.

Als schwerwiegendes Problem treten bei allen bisher eingesetzten und getesteten Materialien für Urinaltrakt-Stents bereits bei mehrwöchigem Kontakt mit Urin Kristallisationsprozesse und Bakterienbelag an der Stent-Oberfläche auf. Dies führt zu schwerwiegenden Funktionsstörungen der Implantate, was den medizinischen Erfolg der Stent-Implantation nachhaltig gefährdet. Zahlreiche Untersuchungen haben sich in Hinsicht auf dieses Problem mit verschiedenen medizintechnischen Werkstoffen, wie Titan, Edelmetallen und Polymeren befaßt. Es wurde jedoch bei noch keinem Material eine wirklich dauerhafte Kristallisationsresistenz nachgewiesen.

Ein Beispiel für entsprechende Maßnahmen aus dem Stand der Technik ist dem US-Patent 5,328,954 entnehmbar. In dieser Druckschrift ist eine Inkrustierungs- und bakteriell-resistente Beschichtung zur Anwendung bei medizinischen Vorrichtungen offenbart. Die Beschichtung umfaßt ein Reaktionsprodukt, das aus einer kovalenten Bindung eines hydrophilen Polyurethan-Präpolymers und Aminopolycarboxyl-Säure gebildet ist. Ein Urease-Inhibitor und/oder ein antibakterieller Wirkstoff können der Beschichtung ebenfalls zugeführt werden.

Das Ziel dieser Beschichtung – nämlich oberflächenresistent gegenüber Inkrustierungen zu machen – wird dort über antibakterielle Stoffe verfolgt, die an der Oberfläche gebunden werden und dort eine pH-Wert-Erhöhung, wie sie durch Bakterienbelag verursacht wird, verhindern sollen. Inkrustierungen sollen dabei dadurch blockiert werden, daß eine Fällung der Urinkomponenten aufgrund eines erhöhten pH-Wertes nicht mehr stattfindet.

Bei den Stoffen, die in der Druckschrift für die Immobilisierung angegeben werden, handelt es sich unter anderem um Ethylendiamintetraacetat-Komplexe, Antibiotika und Silberionen, die ionisch oder kovalent an Polyurethane gebunden werden. Wie sich jedoch gezeigt hat, ist die mit diesem Stand der Technik erreichbare Eindämmung von Inkrustierungen nach wie vor verbesserungsbefürhtig. Auf die Lösung dieser Problematik zielt die vorliegende Erfindung ab.

Der Erfindung liegen dabei natürliche biomedizinische Vorgänge zur Unterbindung des Kristallwachstums im Urinaltrakt als Ansatz zugrunde:

Die meisten ionischen Komponenten des menschlichen Urins liegen in übersättigten Konzentrationen vor. Dennoch kommt es im gesunden Urin nicht zur Fällung oder zur Bildung größerer Kristallite. Dies wird durch die Anwesenheit nieder- oder hochmolekularer Inhibitoren verhindert. Zu den niedermolekularen Inhibitoren, deren Wirksamkeit eher gering einzuschätzen ist, gehören u. a. Natrium-, Kalium-, Magnesium- und Zitrationen. Die entscheidende Rolle als Inhibitoren spielen die gegenüber dem Urin enthaltenen Makromoleküle, die sich in zwei Gruppen einteilen lassen. Es handelt sich dabei um die Glycosaminoglycane (GAG) und um Proteine. Zur ersten Gruppe zählen Heparin, Heparansulfat und verschiedene Chondroitinsulfate, zur zweiten Nephrocalcin, Osteopontin und Tamm-Horsfall-Protein. Diese genannten Makromoleküle wirken durch Adsorption an Moleküle und Kristalloberflächen und verhindern so das Anwachsen größerer Kristallstrukturen. Dabei ist die Wirkung eines Inhibitors meist auf eine oder wenige Teilchensorten beschränkt. So bindet z. B. Nephrocalcin an Kalzium-Ionen und Heparin an Oxalat-Ionen sowie -Kristalliten als Inhibitoren.

Liegen nun Inhibitor und Inhibent in im Urin gelöster Form vor, so ist der Wirkungsmechanismus aktiv. Adsorbieren in Betracht kommende Urinkomponenten jedoch an Oberflächen, so können die Inhibitoren nicht wirksam werden. Aufgrund des geometrischen Aufbaus der Makromoleküle wird die Bindung zwischen Inhibitor und einem adsorbierten Inhibenten unmöglich. Die an der Oberfläche adsorbierenden Inhibitoren können dann praktisch als Kristallisationskeime wirken, von denen ein Kristallisationsprozeß ausgeht. Auch mit den angelagerten Inhibitoren können die Inhibitoren keine Bindung eingehen, wodurch der Kristallisationsprozeß unaufhaltsam fortschreitet.

Die Verhinderung einer chemischen Bindung in Folge der räumlichen Anordnung von Molekülen wird als sterische Hinderung bezeichnet. Da diese sterische Hinderung bei allen Oberflächen auftritt, ist damit das Kristallwachstum weitgehend unabhängig von Werkstoff- und Oberflächeneigenschaften. Eine geeignete Bindung von Inhibitoren an das Substrat erzeugt dagegen eine Schicht, an der Urinkomponenten wie in dem als Elektrolyt-Lösung zu bezeichnenden Urin gebunden werden. An solchen gebundenen Urinkomponenten können sich keine weiteren Komponenten anlagern, so daß ein Kristallwachstum blockiert wird.

Die Erfindung schlägt nun vor dem Hintergrund dieser biomedizinischen Grundlagen zur Lösung der eingangs geschilderten Problematik ein urologisches Implantat, insbesondere eine Gefäßwandstütze für den Urinaltrakt vor, bei dem laut Patentanspruch 1 an der Oberfläche des vorzugsweise im wesentlichen röhrenförmigen, eigenstabilen Trägers eine Spacer-Moleküllage und eine daran gebundene Inhibitor-Lage aus einem Glycosaminoglycan gebunden ist.

Wie im Hinblick auf die Erfindung festgestellt wurde, reicht eine direkte Bindung von Inhibitoren an der Trägeroberfläche nicht aus. Die direkte Bindung führt nämlich zu Verformungen der makromolekularen Inhibitoren, die eine Bin-

dung zwischen Inhibitor und Inhibenten, also den kristallbildenden Urinkomponenten, verhindern. Das Einfügen des beanspruchten Spacers zwischen der Trägersoberfläche und der Inhibitor-Lage vergrößert den Abstand zwischen Trägersoberfläche und Inhibitor und kann damit die oben erläuterte Verformung der Moleküle und sterische Hinderung vermeiden.

Gemäß bevorzugten Ausführungsformen kann der Träger einerseits aus einem Polymer, wie Silikon, Polyurethan oder dergleichen oder andererseits aus Tantal, eine Titanlegierung, medizinischem Stahl oder pyrolytischem Kohlenstoff, jeweils mit einer amorphen Siliciumkarbid-Beschichtung als aktiver Substratoberfläche bestehen. Auch eine Ausbildung aus einem Metallgerüst mit einer Polymer-Beschichtung ist möglich. Je nach Materialbeschaffenheit des Trägers und seiner Substratoberfläche sind auch die Auswahl für die chemischen Komponenten der Spacer-Lage getroffen. Bei einem Silikonsubstrat kann die Spacer-Lage auf der Basis einer Propylsiloxyl-Verbindung, insbesondere aus einer partiell substituierten 3-(Adipinsäure-Amido-)Propylsiloxyl-Verbindung gebildet sein.

Bei Verwendung von Trägern mit einer amorphen Siliciumkarbid-Beschichtung als aktivierter Substratoberfläche hat sich eine Spacer-Lage auf der Basis einer photoaktiven Benzophenon-Verbindung, insbesondere eine Fmoc-p-Bz-Phe-OH-Lösung in N-N'-Dimethylformamid als geeignet herausgestellt.

Bevorzugterweise wird als Inhibitor-Lage eine auf der Spacer-Lage immobilisierte Heparin-Lage verwendet. Die Heparin-Lage wird dabei beispielsweise mittels einer kovalenten Peptid-Bindung auf der Substratoberfläche angelagert und immobilisiert. Dieser Bindungstyp tritt insbesondere bei der erwähnten Realisierung der Spacer-Lage auf der Basis einer photoaktiven Benzophenon-Verbindung auf.

Zusammenfassend haben experimentelle Untersuchungen mit erfindungsgemäß ausgerüsteten Gefäßwandstützen, bei dem ein Siliciumkarbid-Spacer-Heparin-Komplex auf einem Tantal-Träger eingesetzt wird, eine starke Inhibierungswirkung und damit Unterdrückung des Kristallwachstums ergeben. So konnten bei in-vitro-Versuchen durch Eintauchen entsprechender Proben in Kunsturin über einen Zeitraum von 12 Tagen keine erkennbaren Kristallablagerungen nachgewiesen werden. Das Ergebnis solcher in-vitro-Versuche erlaubt Rückschlüsse auf das Verhalten der erfindungsgemäßen Urinaltrakt-Stents in vivo. Zeiträume von wenigen Wochen entsprechen aufgrund des in-vitro höheren Kristallisations-Potentials Zeiträumen bei in-vivo-Versuchen von mehreren Monaten.

Durch die experimentellen Untersuchungen konnte auch die Unabhängigkeit der Kristallisations-unterbindenden Wirkung der Beschichtung vom pH-Wert des Urins und eine ausreichende Langzeitstabilität der Heparin-Bindung an der Spacer-Lage nachgewiesen werden.

Weitere Merkmale, Einzelheiten und Vorteile des Erfindungsgegenstandes sind der nachfolgenden Beschreibung entnehmbar, in der Ausführungsbeispiele des Erfindungsgegenstandes anhand der beigefügten Zeichnungen näher erläutert werden. Es zeigen:

Fig. 1 und 2 Modellzeichnungen der Bindung zwischen Inhibitor und Träger ohne und mit Spacer-Lage,

Fig. 3 eine Ansicht einer Stent-Struktur in auf eine Ebene projizierter Darstellung und

Fig. 4 eine schematische Darstellung der Beschichtung des Stents auf der Basis eines Siliciumkarbid-Spacer-Heparin-komplexes.

In Fig. 1 ist ein Substrat 1 dargestellt, an das über eine direkte Bindung 2 ein Inhibitor-Molekül 3 beispielsweise in Form von Heparin angelagert ist. Wie modellhaft angedeutet ist, führt die direkte Bindung 2 zu einer Verformung des Inhibitor-Moleküls 3, die wiederum dazu führt, daß sich die Urin-Komponente 4 in Form von z. B. eines Oxalat-Ions zwar an die entsprechenden Bindungsstellen des Heparins anlagern kann. Dies erfolgt jedoch in einer praktisch unvollständigen Weise, so daß die Urin-Komponente 4 ihrerseits Bindungsstellen 5 zur Verfügung stellt, an denen sich weitere Urin-Komponenten 4 anlagern können. Dies würde zu einer Kristallbildung führen.

Wie Fig. 2 modellhaft darlegen soll, wird durch die Einfügung einer Spacer-Lage 6 eine Bindung des Inhibitor-Moleküls 3 an das Substrat 1 erreicht, ohne daß eine Verformung des Inhibitor-Moleküls 3 stattfindet. Insofern kann die Urin-Komponente 4 komplett an das Inhibitor-Molekül 3 binden, ohne daß die Urin-Komponente 4 noch Bindungsstellen 5 zur Verfügung stellen könnte. Es kann also keine Anlagerung weiterer Urin-Komponenten erfolgen, so daß die Substratoberfläche durch eine derartige Beschichtung inaktiviert und resistent gegen Inkrustierungen ist.

Fig. 3 zeigt nun die typische Ausgestaltung eines Harnleiter-Stents 7, der einen Träger 8 mit einer Gitterstruktur bestehend aus Längsstege 9 und Querstege 10 aufweist. Die Längsstege 10 sind über halbkreisförmige Endstücke 11 zu langlochförmigen Rahmeneinheiten verbunden, die wiederum über kurze Verbindungsstege 12 und die Querstege aneinander hängen. Die in Fig. 3 gewählte Darstellung zeigt quasi einen im Bereich der Querstege 10' aufgeschnittenen und in die Darstellungsebene von Fig. 3 ausgerollten Gitterstruktur. Zur Deutlichmachung der Dimensionen der erfindungsgemäßen Gefäßwandstütze sind im übrigen in Fig. 3 entsprechende Abmessungen des Stents und seiner Stege in Millimeter eingetragen. Ferner ist darauf hinzuweisen, daß die in Fig. 3 gezeigte Gitterstruktur dem nicht dilatierten bzw. expandierten Zustand entspricht. Bei der Ausdehnung des Stents weiten sich die langlochförmigen Rahmen rautenförmig auf und verkürzen sich gleichzeitig.

In Fig. 4 ist der Aufbau des Silicium-Carbid-Spacer-Heparin-Komplexes auf dem Tantal-Träger 8 dargestellt. Letzterer ist mit einer Substratbeschichtung 13 aus aktiviertem Siliciumkarbid (aSiC:H) versehen. An diese Substratbeschichtung 13 ist die Spacer-Lage 6 angelagert, die in noch näher zu erörternder Weise auf der Basis einer photoaktiven Benzophenon-Bindung aufgebaut und kovalent über eine C-C- oder Si-C-Bindung 14 an die Oberfläche der Substratbeschichtung 13 gebunden ist.

Die Inhibitor-Lage 15 besteht aus Heparin-Molekülen, die über eine Peptid-Bindung 16 seiner Carboxyl-Gruppen (O=C-O-H) an der Spacer-Lage 6 immobilisiert sind. Die Inhibitor-Lage 6 ist also durch eine flächendeckende Heparinschicht repräsentiert, die in der Lage ist, Oxalationen stabil zu binden und so eine inerte Bedeckung für die Stentoberfläche zu schaffen. Weitere Kristallisationsprozesse werden so unterbunden.

Nachfolgend wird in Form einer Auflistung einzelner Verfahrensschritte ein Beschichtungsverfahren zur Immobilisierung von Heparin auf einer aktivierten Siliciumkarbid-Beschichtung wiedergegeben. Dieses Beschichtungsverfahren ist im übrigen aus dem Stand der Technik grundsätzlich bekannt und im Ausführungsbeispiel der DE 195 33 682 A1 ausführlich beschrieben. Es bedarf also keiner nochmaligen zusammenfassenden Darlegung.

## Beschichtungsverfahren zur Immobilisierung von Heparin auf a-SiC

- Probenvorbereitung  
 Ätzen mit 40% HF 2 min  
 5 Spülen mit destilliertem Wasser  
 Spaceranbindung  
 Inkubieren der Probe in 2 ml Spacerlösung 10 mg Fmoc-p-Bz-Phe-OH in 2 ml Dimethylformamid (DMF)  
 Allseitiges Belichten mit UV-Licht (365 nm) 1 min  
 10 Spülen mit destilliertem Wasser  
 Abspalten der Fmoc-Schutzgruppe  
 Inkubieren der Probe in 25% Piperidin-Lösung in DMF 5 min unter Schütteln  
 Inkubieren der Probe in 25% Piperidin-Lösung 15 min unter Schütteln  
 Spülen mit destilliertem Wasser  
 15 Heparinanbindung  
 Inkubieren der spacerbeschichteten Probe in 2 ml Reaktionslösung 100 mg Heparin, 10 mg Carbodiimid, 2 ml destilliertes Wasser 4 h  
 Spülen mit destilliertem Wasser  
 20 Als weiteres Ausführungsbeispiel für die Anlagerung einer aktiven Heparin Beschichtung auf einer Gefäßwandstütze für den Uretrakt wird im folgenden noch kurz das Beschichtungsverfahren zur Immobilisierung von Heparin auf Silikon dargestellt:

## Herstellung partiell substituierter 3-Aminopropylsiloxyl-Silikon-Oberflächen

- 25 Probe in 50 ml Ethanol/Wasser rühren 30 min  
 bei 40°C in 1 ml 3-Aminopropyltriethoxysilan + 49 ml Ethanol/Wasser rühren 16 h  
 in 50 ml Wasser, 30 min  
 30 in Ethanol/Wasser 2 h  
 und wieder in Wasser rühren 30 min

## Herstellung partiell substituierter 3-(Adipinsäureamido)-propylsiloxyl-Silikon-Oberflächen

- 35 bei 4°C in 50 ml Wasser + 365 mg Adipinsäure + 50 mg CME-CDI rühren (CME-CDI:N-Cyclohexyl-N'-(2-morpholinoethyl)-carbodiimidmethyl-p-toluolsulfat) 16 h  
 in Wasser rühren, an Luft trocknen 30 min  
 Heparinanbindung  
 40 bei 4°C in 50 ml Puffer pH 5,0 + 50 mg CME-CDI rühren 30 min  
 in Eiswasser waschen 30 sec  
 bei 4°C in 50 ml Puffer pH 5,0 + 100 mg Heparin rühren 16 h  
 in Wasser waschen, an Luft trocknen lassen

- 45 Zu den beiden vorstehend tabellarisch wiedergegebenen Beschichtungsverfahren ist darauf hinzuweisen, daß sich diese auf Proben für ein Stent-Trägermaterial in Form einer Tantalprobe mit einer Beschichtung aus amorphem Siliciumkarbid bzw. einer Probe aus Silikonmaterial beziehen. Die Verfahrensabläufe sind natürlich direkt in die entsprechende Behandlung von Stent-Trägern umzusetzen.

## Patentansprüche

- 50 1. Urologisches Implantat, insbesondere Gefäßwandstütze für den Uretrakt, mit einem vorzugsweise im wesentlichen röhrenförmigen, eigenstabilen Träger (8), **gekennzeichnet durch** eine an der Trägersoberfläche gebundene Spacer-Lage (6) und eine an der Spacer-Lage (6) gebundene Inhibitor-Lage (15) aus einem Glykosaminoglycan.  
 55 2. Implantat nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger aus einem Polymer, insbesondere Silikon, Polyuretan, Polyvinylchlorid oder dergleichen besteht.  
 3. Implantat nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger aus einem eigenstabilen Gerüst, insbesondere aus Metall mit einer Beschichtung aus einem Polymer, insbesondere Silikon, Polyurethan, Polyvinylchlorid oder dergleichen besteht.  
 4. Implantat nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Träger (8) aus Tantal, einer Titanlegierung, medizinischem Stahl oder pyrolytischem Kohlenstoff jeweils mit einer amorphen Siliciumkarbid-Beschichtung (13) als aktivierter Substrat-Oberfläche besteht.  
 60 5. Implantat nach Anspruch 2 oder 3, dadurch gekennzeichnet, daß die Spacer-Lage auf der Basis einer Propylsiloxyl-Verbindung gebildet ist.  
 6. Implantat nach Anspruch 5, dadurch gekennzeichnet, daß die Spacer-Lage aus einer partiell substituierten 3-(Adipinsäureamido)Propylsiloxyl-Verbindung gebildet ist.  
 65 7. Implantat nach Anspruch 4, dadurch gekennzeichnet, daß die Spacer-Lage (6) auf der Basis einer photoaktiven Benzophenon-Verbindung gebildet ist.  
 8. Implantat nach Anspruch 7, gekennzeichnet durch eine Fmoc-p-Bz-Phe-OH-Lösung in N,N'-Dimethylforma-

mid als photoaktive Benzophenonverbindung.

9. Implantat nach einem der Ansprüche 1 bis 8, dadurch gekennzeichnet, daß die Inhibitor-Lage (15) aus einer auf der Spacer-Lage (6) immobilisierten Heparin-Lage (15) gebildet ist.

10. Gefäßwandstütze nach Anspruch 7 oder 8, dadurch gekennzeichnet, daß eine Heparin-Lage als Inhibitor-Lage (15) mittels einer kovalenten Peptid-Bindung auf der Substratoberfläche angelagert und immobilisiert ist.

5

Hierzu 2 Seite(n) Zeichnungen

10

15

20

25

30

35

40

45

50

55

60

65

- Leerseite -



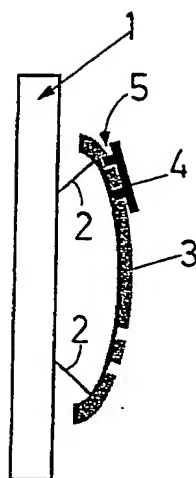


FIG. 1

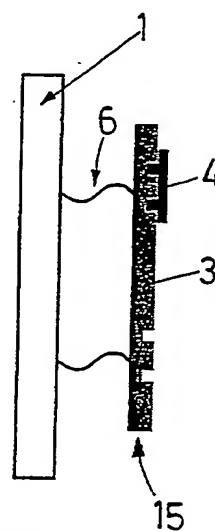
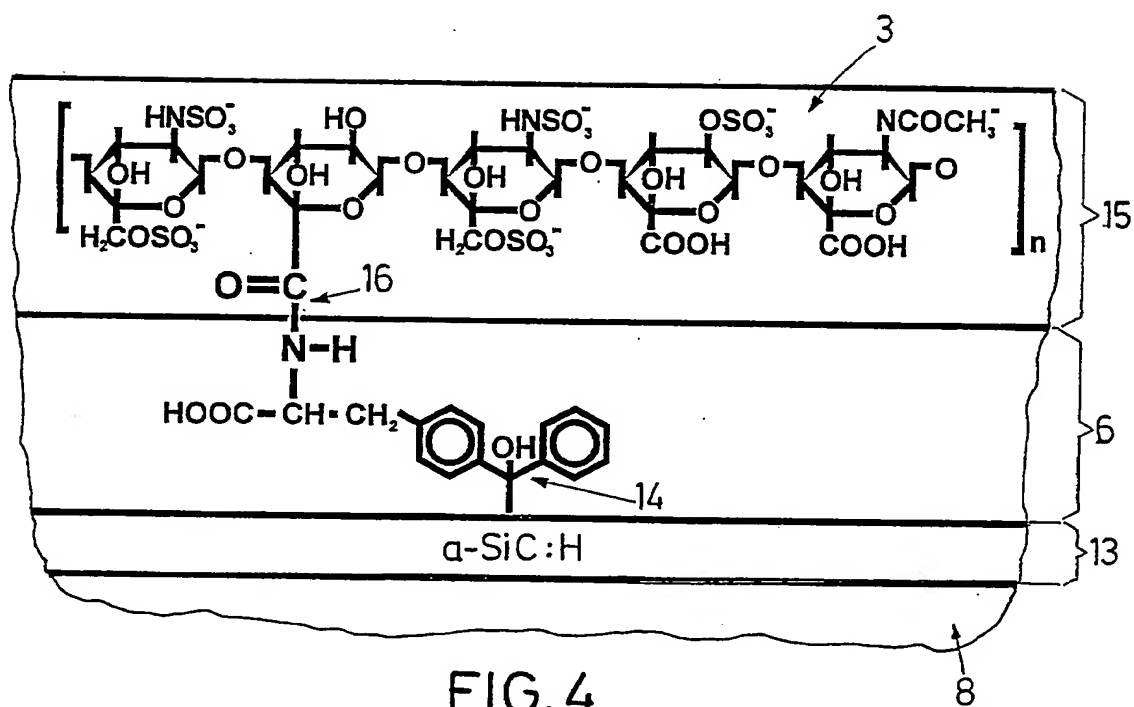


FIG. 2



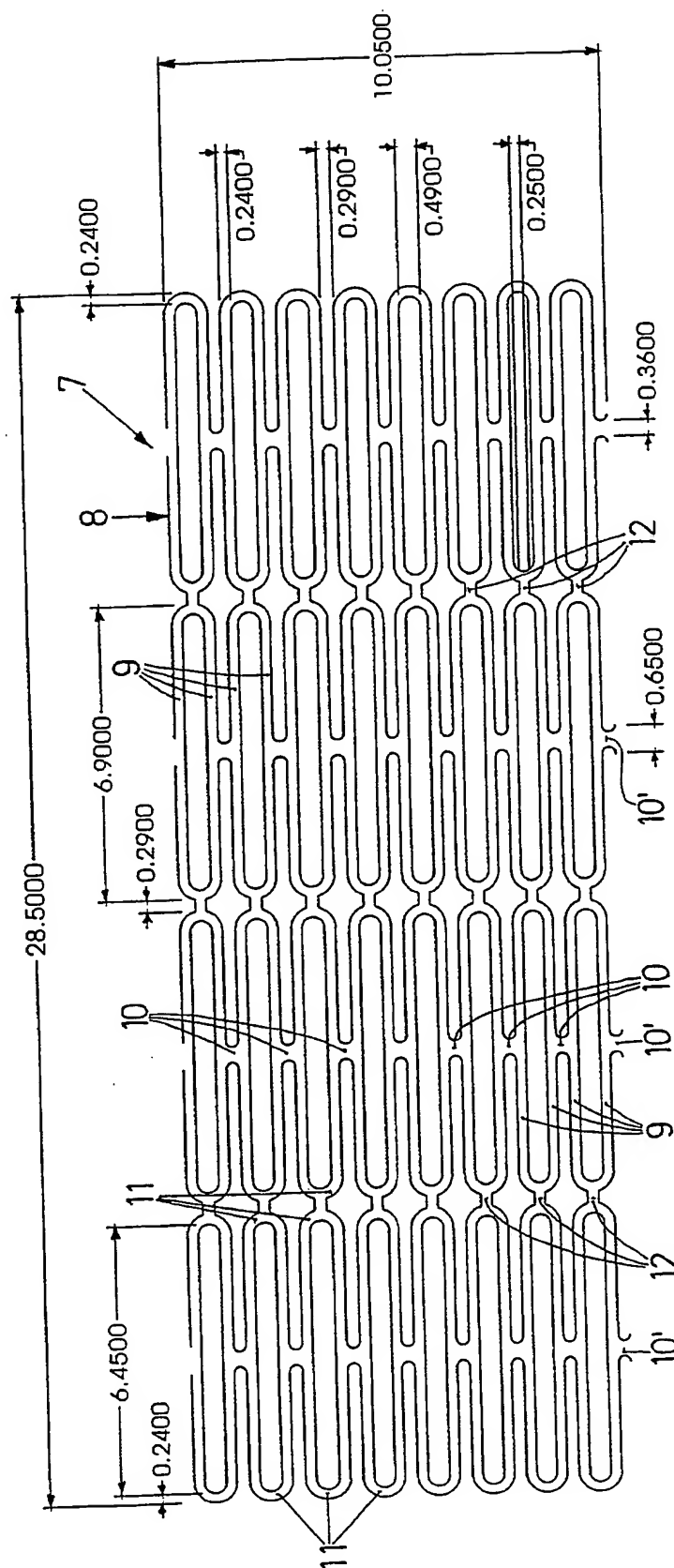


FIG.3